

**Clonaggio
genico
con
sistemi cellulari
principi – metodi
applicazioni**

Frabetti
aa 2014-15

Capacità di replicare - *clonare* -
specifici frammenti di DNA e di
produrne in grandi quantità.

Metodo generale per poter **studiare**
e purificare qualsiasi sequenza di
DNA o cDNA

Metodica biotecnologica fondamentale che ha permesso lo sviluppo della **BIOLOGIA MOLECOLARE**

POSSIBILI APPLICAZIONI

- individuare nuovi geni da sequenziare

biblioteche di *DNA* genomico o genoteche

- stabilire quali geni sono espressi in ogni tipo cellulare

biblioteche di *cDNA*

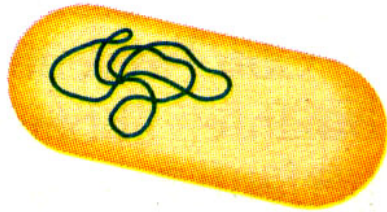
- produzione di molecole ricombinanti

vettori di espressione (es. insulina umana, ormone della crescita, vaccini come epatite B)

- possibili approcci di terapia genica

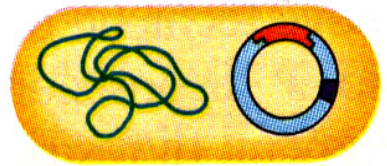
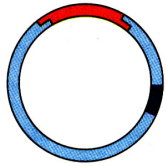
COME FUNZIONA il CLONAGGIO del DNA utilizzando cellule?- Premesse concettuali

1) I BATTERI



organismi in grado di replicarsi velocemente ed introitare DNA esogeno

2) I PLASMIDI



frammenti di DNA circolare ectopici al cromonema di molti batteri, **capaci di replicazione autonoma**. Si useranno come **vettori**.

3) GLI ENZIMI DI RESTRIZIONE

endonucleasi che tagliano il DNA in corrispondenza di **specifiche sequenze**

SCELTA DEL VETTORE IN RELAZIONE ALLA CELLULA OSPITE e ALLA GRANDEZZA DEL DNA DA CLONARE

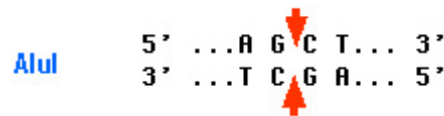
CELLULA OSPITE	VETTORI COMPATIBILI
<i>Escherichia coli</i>	Plasmidi (<10kb), vari fagi (es.M13, P1), BAC, YAC
Lievito	Plasmide 2mm, YAC, Plasmidi navetta
Cellule animali	Vettori derivati da virus (es.SV40)
Cellule vegetali	Plasmidi derivati dal batterio <i>Agrobacterium tumefaciens</i>

PREMESSE:

3) GLI ENZIMI DI RESTRIZIONE:

2 tipologie principali

Estremità piatte (*blunt ends*)



Estremità coesive o appiccicose (*sticky ends*)

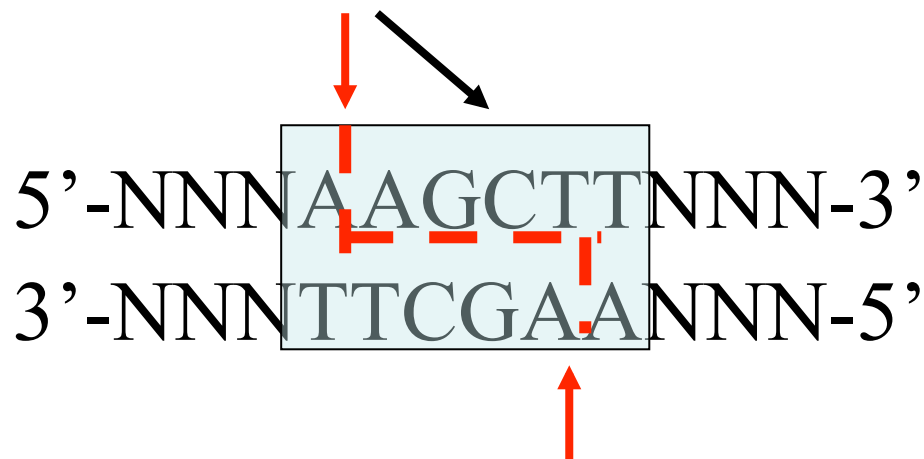


	Nome dell'enzima	Organismo in cui è stato trovato	Sequenze di riconoscimento e posizione del taglio *	Numero di siti di taglio in DNA da	
				λ	pBR322
Enzimi con sequenze di riconoscimento di 6 bp	<i>Bam</i> HI	<i>Bacillus amyloliquefaciens</i> H	5' GGATCC 3' 3' CCTAGG 5'	5	1
	<i>Bgl</i> II	<i>Bacillus globigi</i>	AGATCT TCTAGA	5	0
	<i>Eco</i> RI	<i>E. coli</i> RY13	GAATTC CTTAAG	5	1
	<i>Hae</i> II	<i>Haemophilus aegyptius</i>	RGCGCY YCGCGR	>30	11
	<i>Hind</i> III	<i>Haemophilus influenzae</i> R _d	AAGCTT TTCGAA	6	1
	<i>Pst</i> I	<i>Providencia stuartii</i>	CTGCAG GACGTC	18	1
Enzimi con sequenze di riconoscimento di 4 bp	<i>Sal</i> I	<i>Streptomyces albus</i> G	GTCGAC CAGCTG	2	1
	<i>Sma</i> I	<i>Serratia marcescens</i>	CCCGGG GGGCCC	3	0
	<i>Hae</i> III	<i>Haemophilus aegyptius</i>	GGCC CCGG	>50	22
	<i>Hha</i> I	<i>Haemophilus hemolyticus</i>	GCGC CGCG	>50	31
	<i>Hpa</i> II	<i>Haemophilus parainfluenzae</i>	CCGG GGCC	>50	26
	<i>Sau</i> 3A	<i>Staphylococcus aureus</i> 3A	GATC CTAG	116	22
Enzimi con sequenze di riconoscimento di 8 bp	<i>Not</i> I	<i>Nocardia otitidis-caviarum</i>	GCGGCGGC CGCCGGCG	0	0

Endonucleasi di restrizione

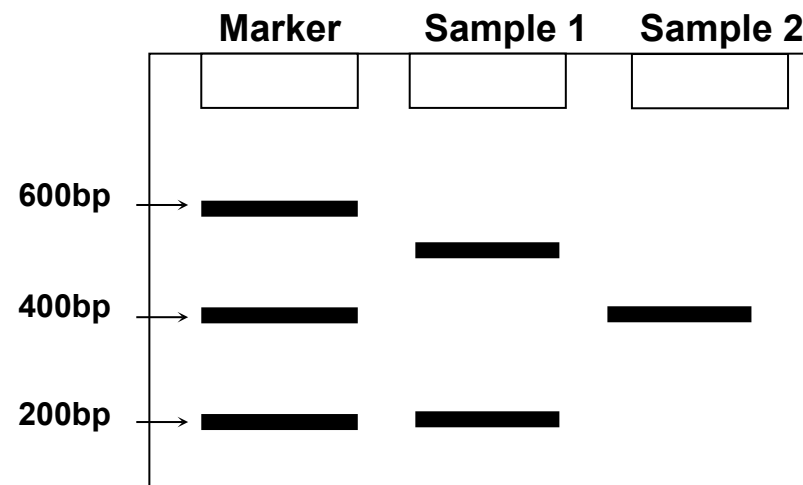
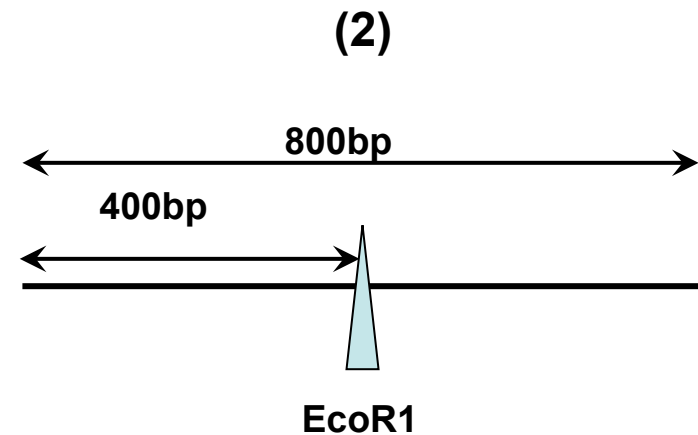
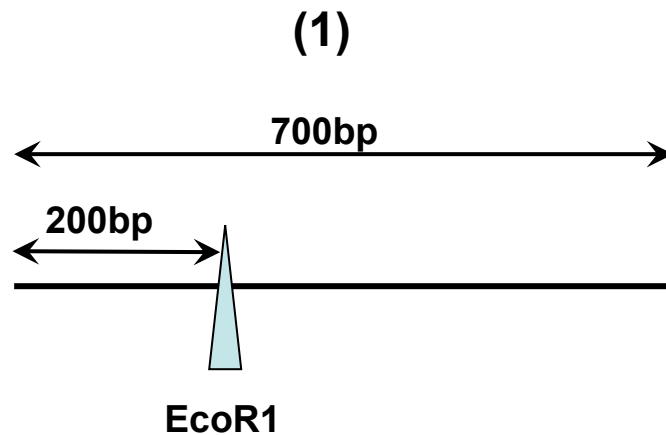
Gli enzimi di restrizione sono come *forbici* molecolari che riconoscono e tagliano specifiche sequenze di DNA (dette *palindromi*)

Es. *Hind* III (*Haemophilus influenza Rd*)



Esempio con *EcoRI*

DIGESTIONE DI 2 CAMPIONI

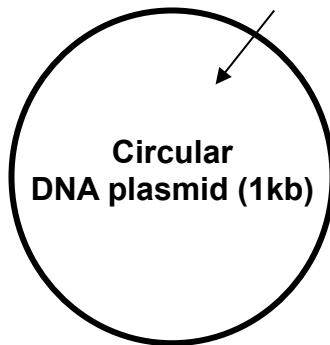


Quanti frammenti?
Di che taglia?

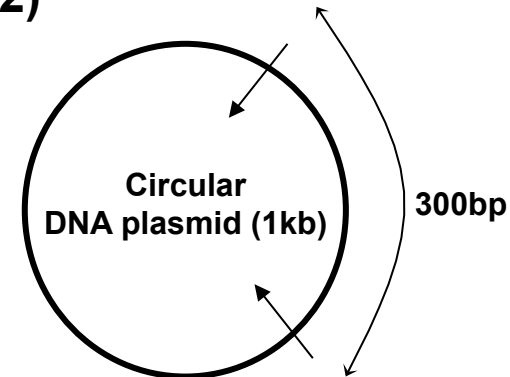
Esempio

DIGESTIONE DI 2 “VETTORI”

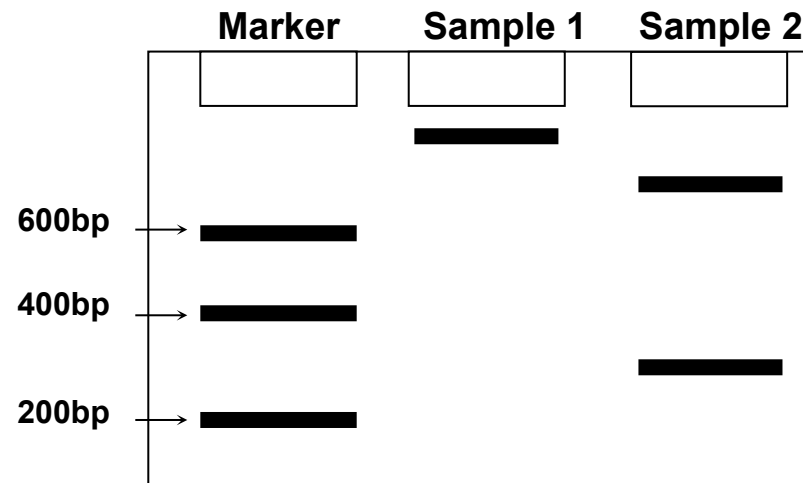
(1) *Digestione puntuale*



(2)



Quanti frammenti?
Di che taglia?



Parziale conclusione

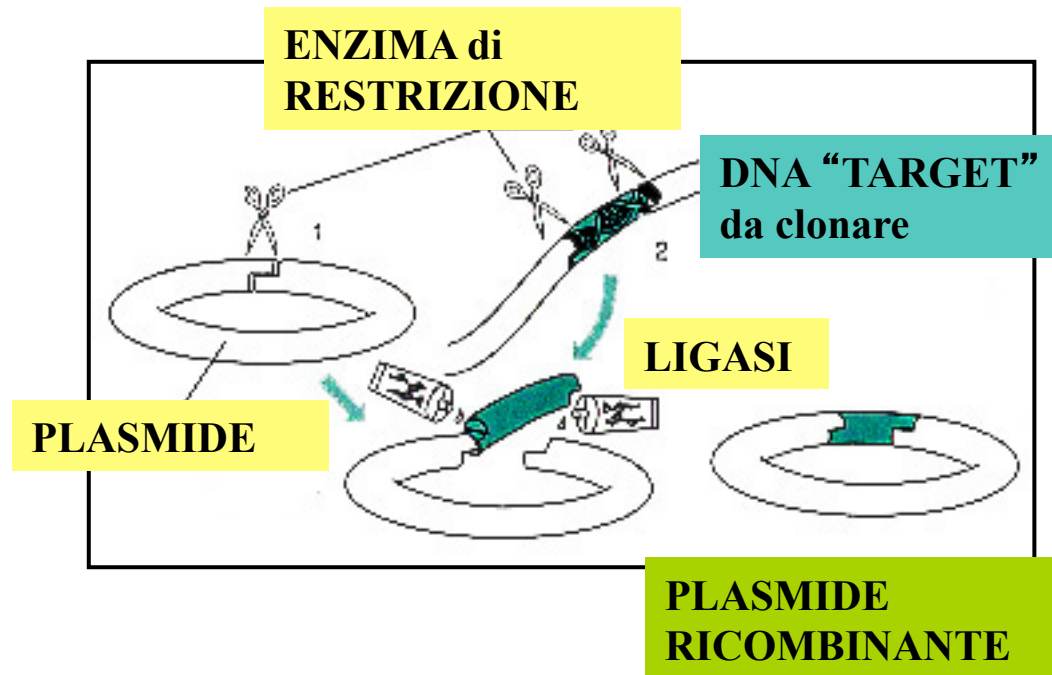
La scelta dell'enzima e della strategia da seguire è importante!

Passaggi essenziali

1. Costruzione delle molecole ricombinanti
2. Trasformazione
3. Propagazione selettiva dei cloni cellulari
4. Isolamento dei cloni contenenti DNA ricombinante

COME FUNZIONA il CLONAGGIO del DNA?

1. Costruzione delle molecole ricombinanti

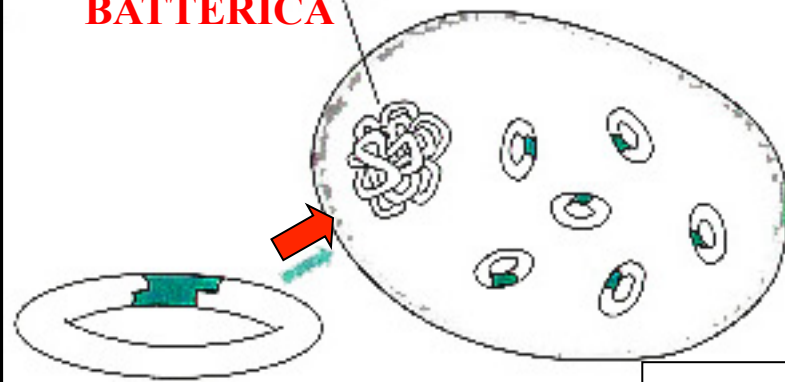


1. Il DNA da clonare viene tagliato con un **enzima di restrizione**
2. inserito in un **plasmide** tagliato con lo stesso enzima
3. ad opera della LIGASI

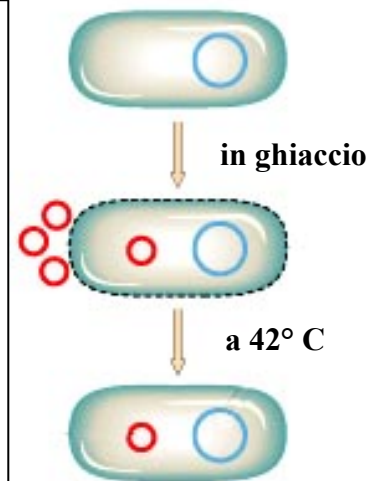
2- Trasformazione

TRASFORMAZIONE

CELLULA
BATTERICA

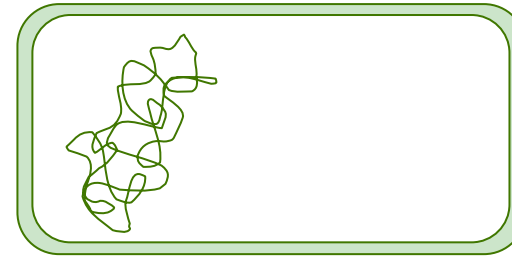


4. Il PLASMIDE RICOMBINATE viene *inserito* in una **cellula batterica** e al suo interno si duplica:
trasformazione

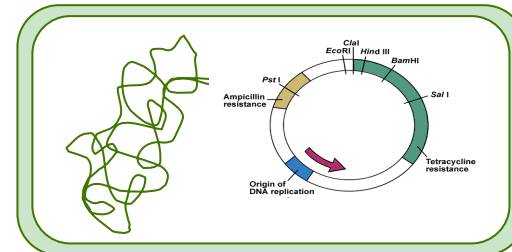


COSA PUO' SUCCEDERE?

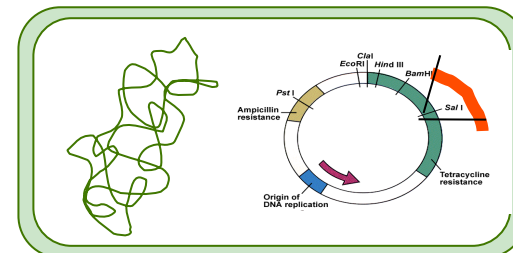
1) La cellula non acquisisce il plasmide e quindi neanche il DNA da clonare



2) Il plasmide si richiude su se stesso senza acquisire il DNA da clonare: la cellula acquisisce il plasmide ma NON il DNA da clonare



3) Il plasmide contiene l'inserto in rosso



3- Propagazione selettiva dei cloni cellulari

BISOGNA VERIFICARE che il CLONAGGIO SIA AVVENUTO:

1- Verifica che il plasmide sia entrato:

il plasmide contiene un gene per la resistenza ad un antibiotico;

le cellule vengono fatte crescere in terreno selettivo con antibiotico

Solo le cellule che hanno in effetti il plasmide
possono duplicarsi nel terreno contenente
l'antibiotico

2- Verifica che sia presente l'inserto:

il DNA da clonare viene inserito all'interno di un gene che codifica
per un enzima, inattivando la funzione genica e dunque impedendo
la sintesi di tale enzima. **Marker di selezione per inattivazione genica.**

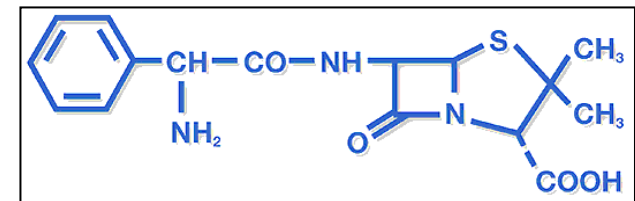
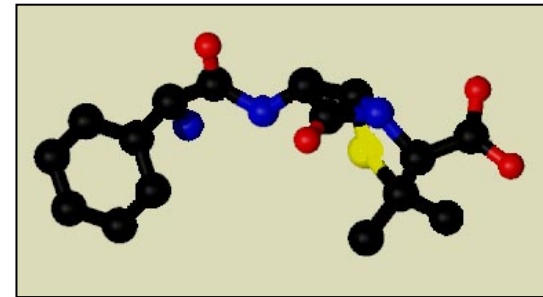
Esempio: le cellule contenenti il DNA da clonare,
presentano una inattivazione dell'enzima
(es. β -galattosidasi o *lacZ*)

Preparazione del terreno di coltura SELETTIVO e delle piastre di crescita:



**Il terreno contenente agarosio
raffreddandosi si solidifica.**

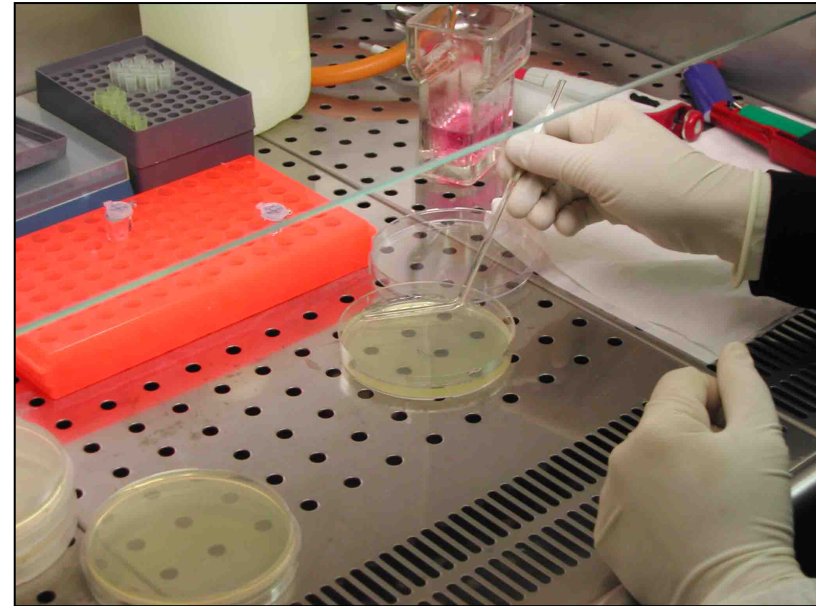
**Il terreno inoltre contiene sostanze utili
alla selezione come gli antibiotici:**



ANTIBIOTICO:

es. AMPICILLINA

Le cellule TRASFORMATE vengono seminate in una piastra
e fatte crescere in un incubatore



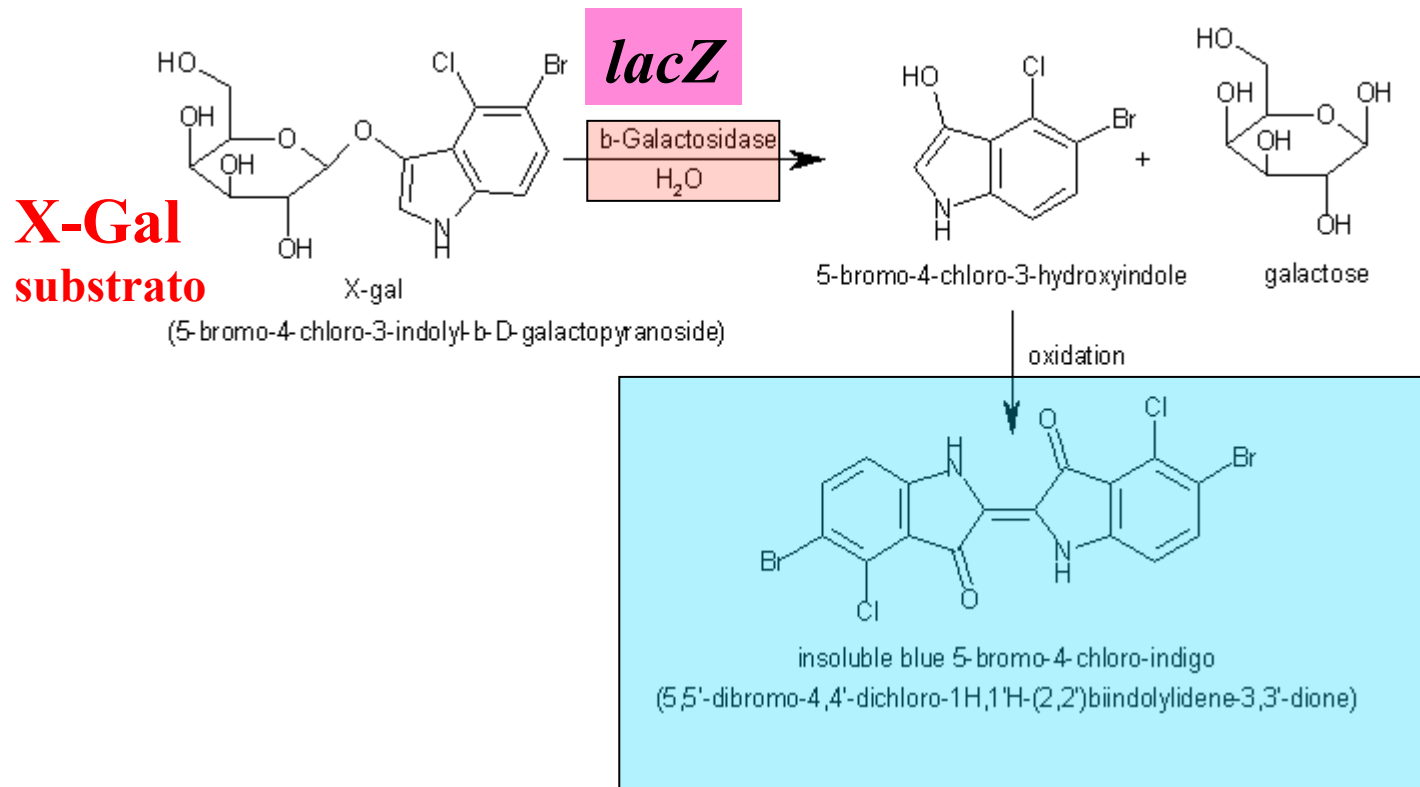
Il terreno oltre all'**antibiotico**
può contenere *X-Gal*

Cosa è X-Gal???



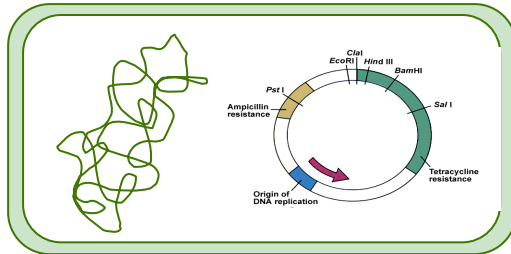
Selezione colonie Blu/bianche

- Basata sulla reazione enzimatica della β -galattosidasi (*lacZ*).

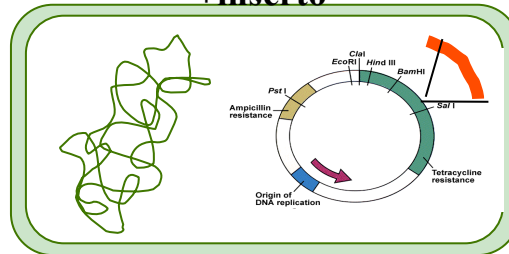


Selezione colonie blu/bianche

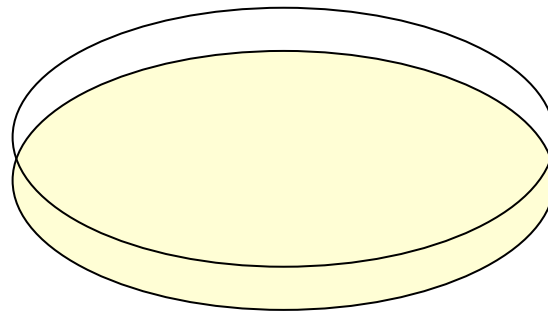
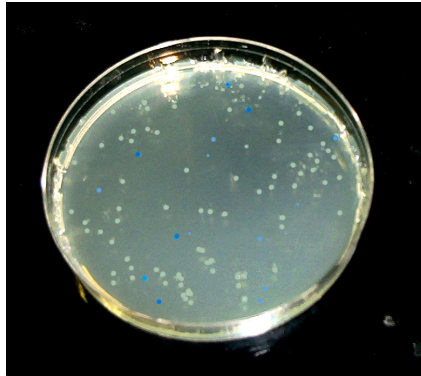
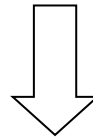
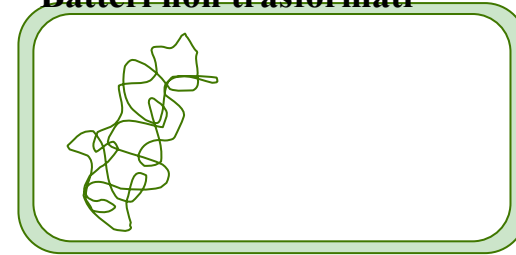
Batteri con il plasmide vuoto



Batteri con plasmide
+inserto

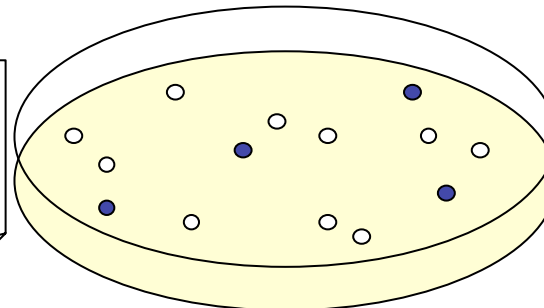
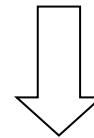


Batteri non trasformati



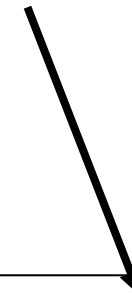
Crescita

overnight



Terreno +

Antibiotico + X-Gal



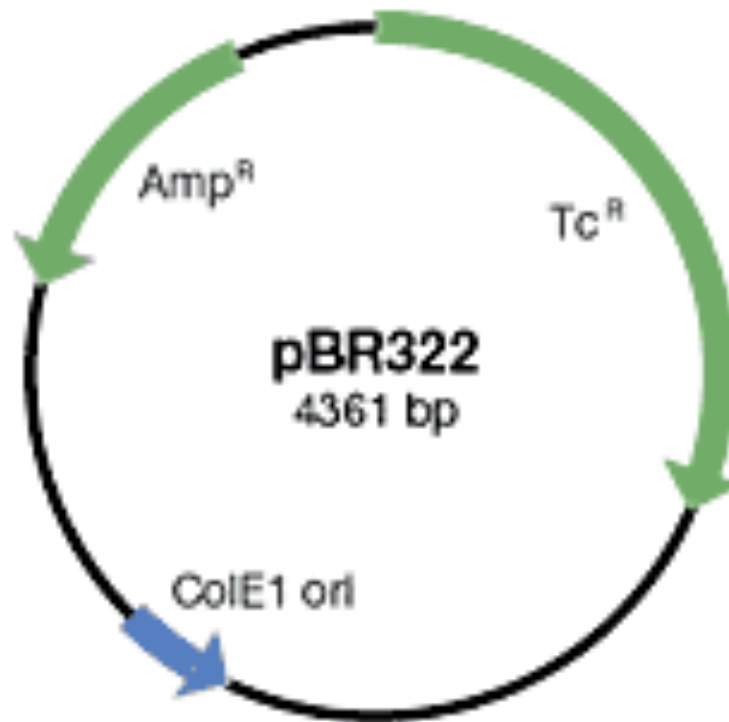
Colonie con inserto - **BIANCHE**
Colonie senza inserto - **BLU**

Solo colonie dai batteri
che hanno i plasmidi

pBR322

- **CONTIENE**

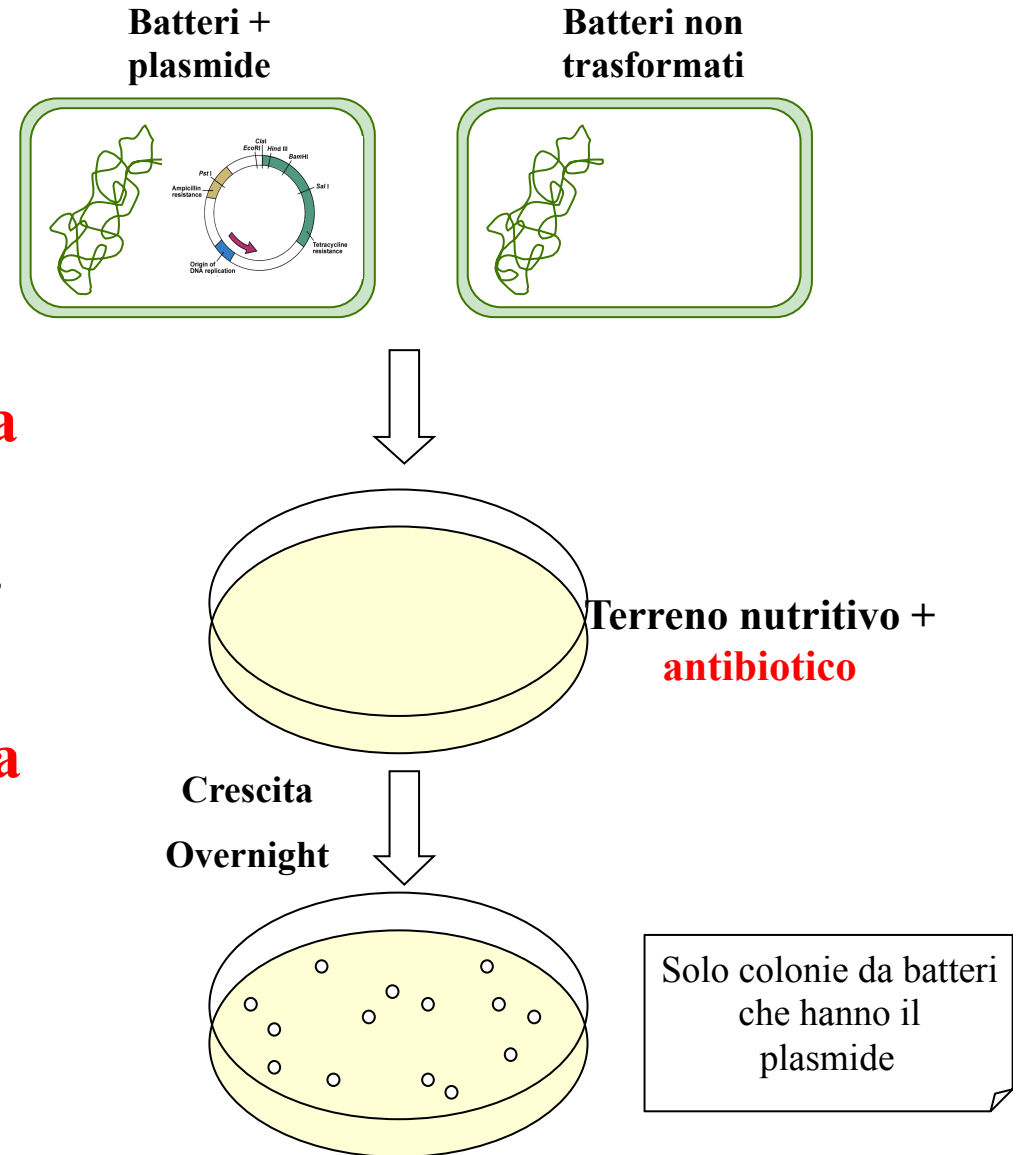
1) **Origine di replicazione** (*Ori* - colE1)



pBR322

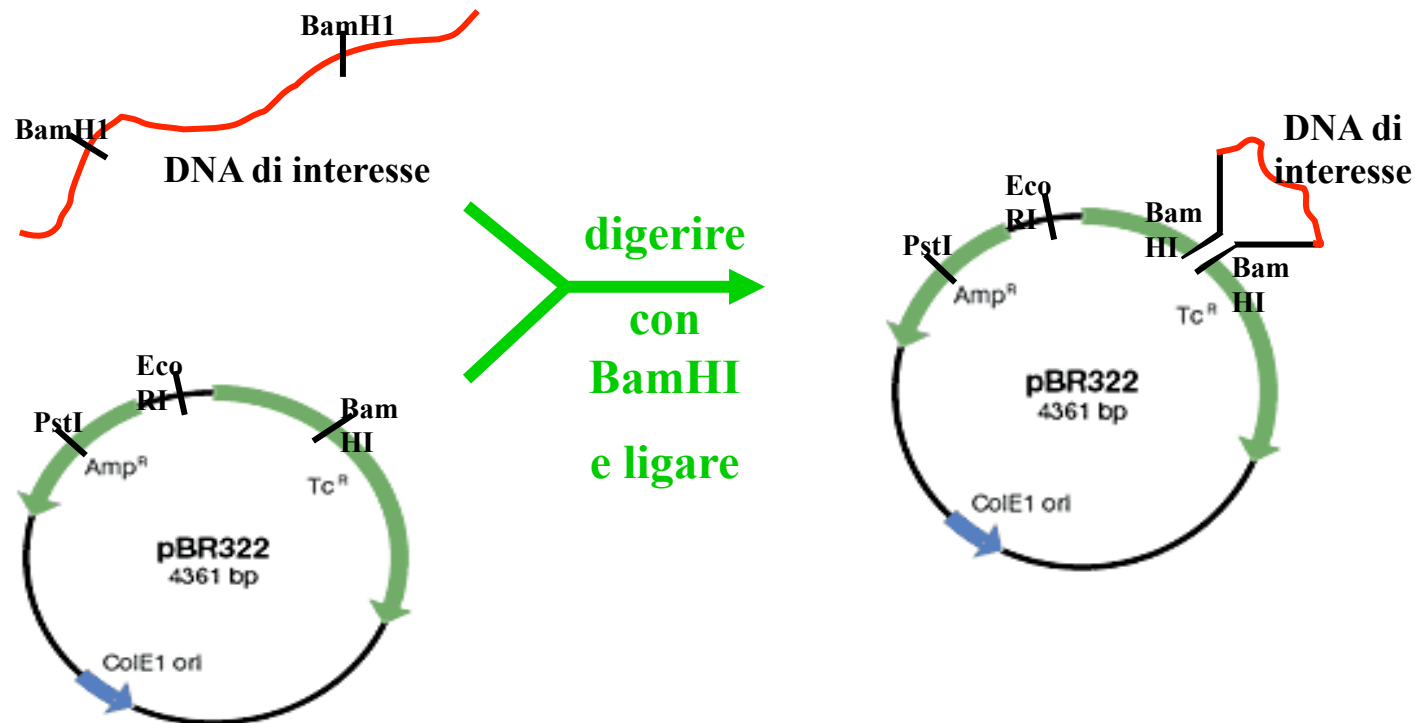
2. *Markers* selezionabili di resistenza agli antibiotici:

- resistenza alla **ampicillina**
(gene per la β -lactamase o *penP*, superfamiglia delle *Transpeptidasi*)
- resistenza alla **tetraciclina**
(gene *tet*)



pBR322

3. Alcuni “*buoni*”/utili **siti di restrizione** per inserire il DNA estraneo



pBR322

- Caratteristiche utili

200 copie per cellula di *E. coli*

Fa DNA a doppio filamento

Tutti i vettori più moderni sono *concepiti* su pBR322

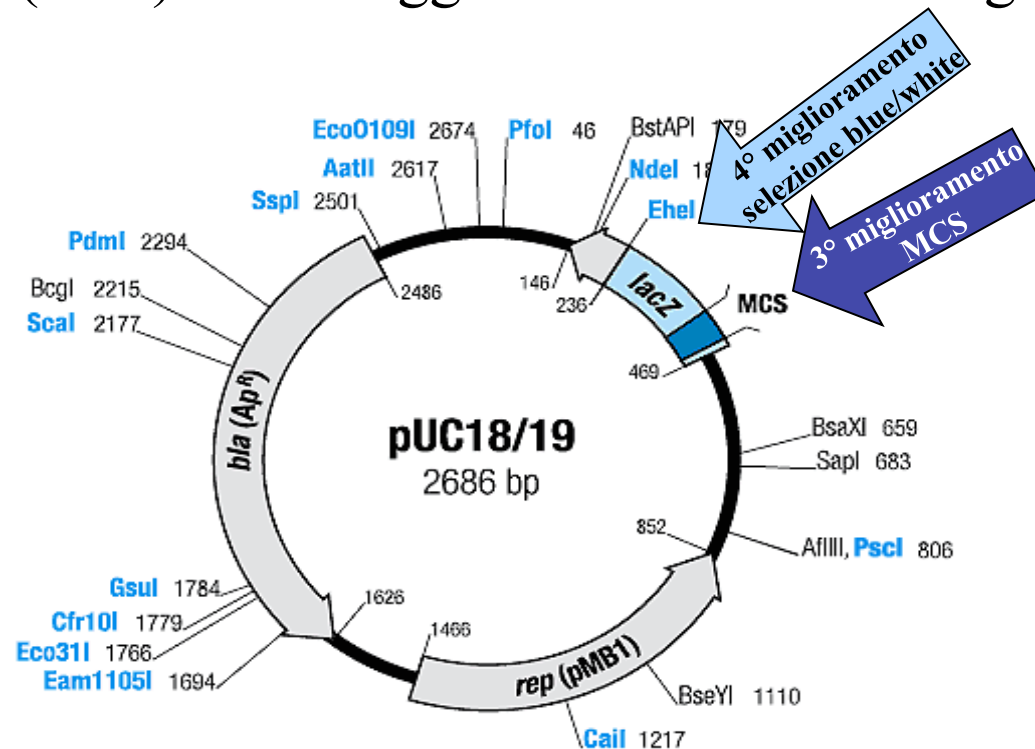
Generazione successiva:

pUC Plasmidi

- Vantaggi aggiuntivi su pBR322
 1. Fa 1000 copie / cellula
 2. Taglia piccola 2.7 (kb) = più facile da introdurre in E.Coli
 3. Sito multiplo di clonaggio (*Multiple cloning site* MCS)
 - Ampicillina resistenza (**Amp_R**)
 4. Selezione più semplice
 - Selezione colonie blu/bianche (**lacZ**)

pUC Plasmids

3. Sito multiplo di clonaggio (*Multiple cloning site* MCS)
4. Selezione più semplice con selezione delle colonie blu/bianche (*lacZ*): il clonaggio avviene dentro al gene *lacZ*



4° miglioramento
selezione blue/white

3° miglioramento
MCS

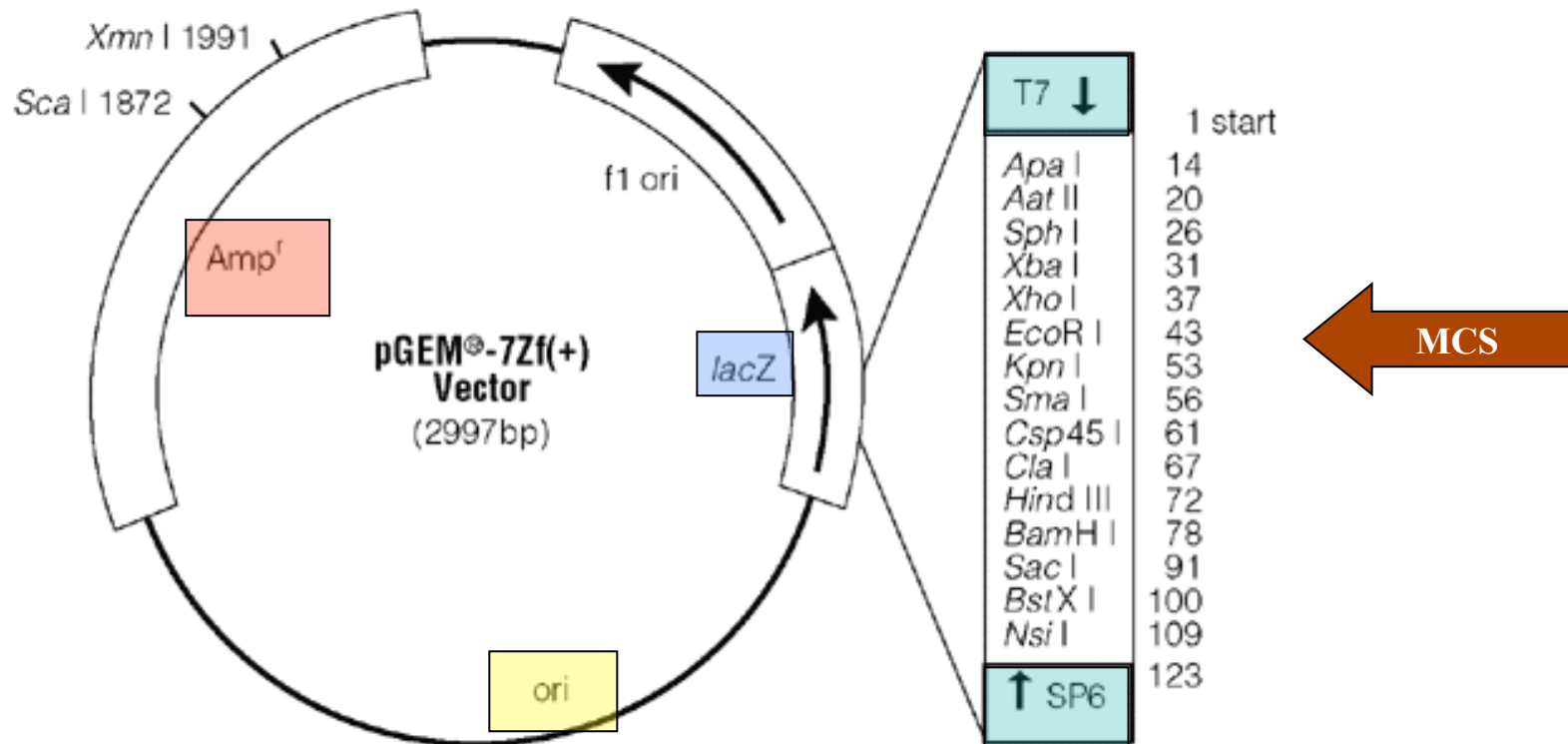
pUC19 MCS

<u>SacI</u>	<u>SmaI</u>	<u>XbaI</u>	<u>PstI</u>	<u>HindIII</u>
GAATTCGAGCTCGGTACCCGGGGATCCTCTAGAGTCGACCTGCAGGCATGCAAGCTT				
<u>EcoRI</u>	<u>KpnI</u>	<u>BamHI</u>	<u>SalI</u>	<u>SphI</u>

Clonaggio di espressione

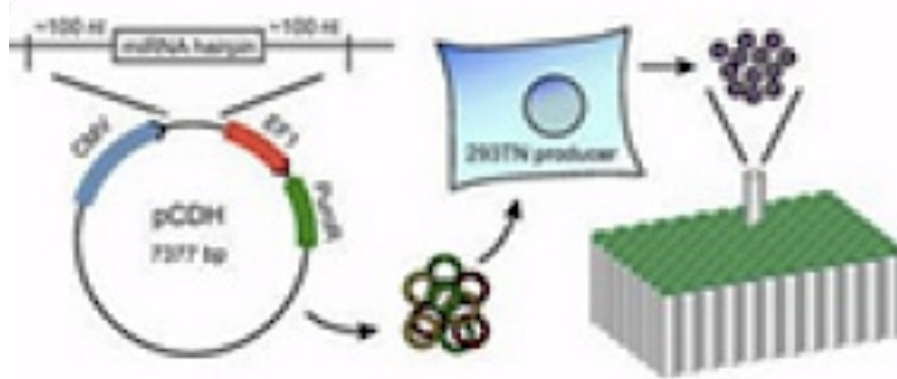
Forma di clonaggio del cDNA in vettori specializzati che consentono l'espressione di un prodotto genico codificato nell'inserto

Ultima generazione pGEM e pBluescript



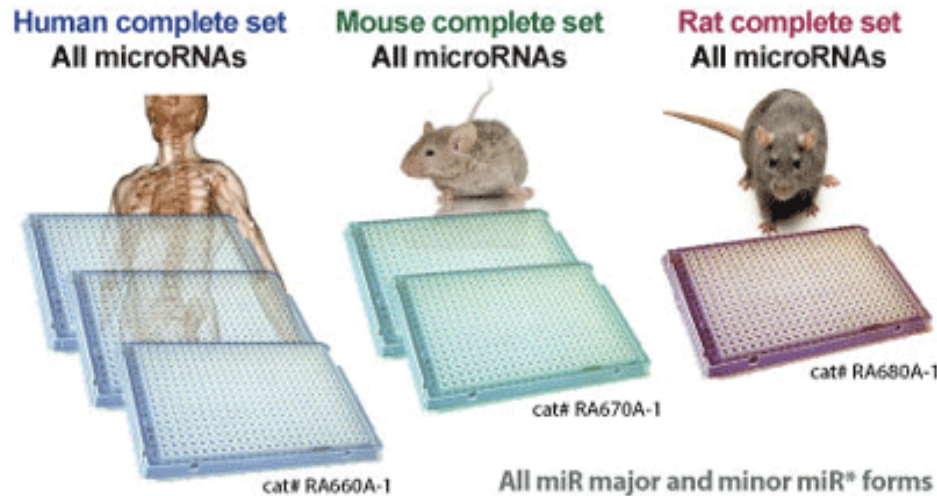
Questi plasmidi presentano sequenze promotrici T7 e SP6 utili alla produzione di RNA

CLONAGGIO ed estrazione di ogni singolo clone di espressione
piastrato in pozzetto/well

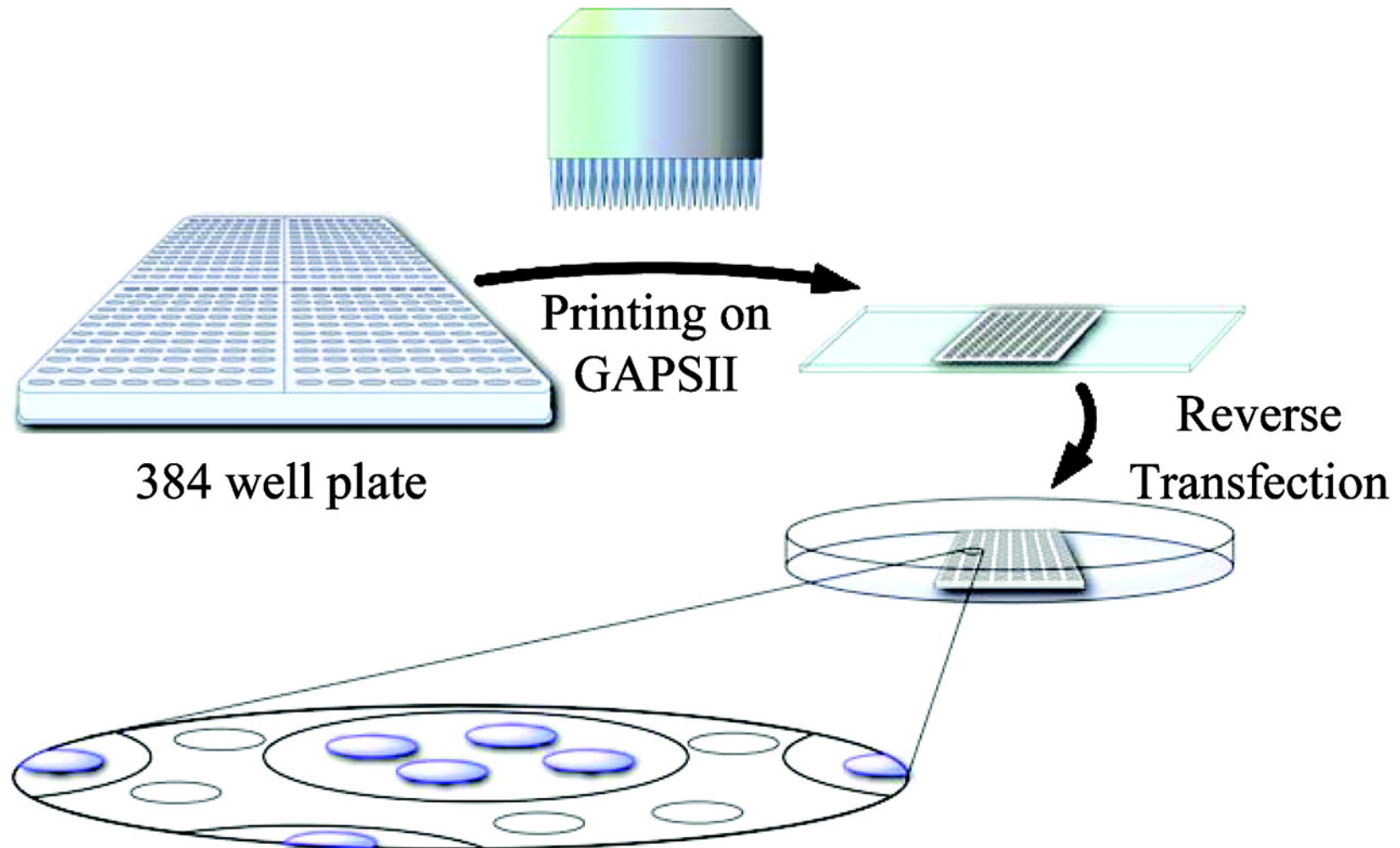


Genoteca completa di miRNA

in cui ogni singolo pozzetto contiene
un clone di espressione per uno
specifico miRNA



Outline of the protocol used to perform reverse transfection on a glass slide.



Jose M. Silva et al. PNAS 2004;101:6548-6552